



Europäisches Patentamt
European Patent Office
Office européen des brevets

⑪ Numéro de publication:

0 259 212
A1

⑫

DEMANDE DE BREVET EUROPEEN

⑯ Numéro de dépôt: 87401866.6

⑮ Int. Cl.4: C 12 N 15/00

⑯ Date de dépôt: 11.08.87

C 12 N 7/00, C 12 N 5/00,
A 61 K 37/02, A 61 K 35/76,
A 61 K 39/12, C 07 K 15/00,
G 01 N 33/574

⑳ Priorité: 13.08.86 FR 8611700

⑰ Demandeur: TRANSGENE S.A.
16, rue Henri Régnault
F-92400 Courbevoie (FR)

㉑ Date de publication de la demande:
09.03.88 Bulletin 88/10

㉒ Inventeur: Lathe, Richard
Arc Abro Kings Buildings West Mains Road
Edinburgh EH9 (GB)

㉓ Etats contractants désignés:
AT BE CH DE ES FR GB GR IT LI LU NL SE

㉔ Kieny, Marie-Paule
11, rue de Gascogne
F-67100 Strasbourg (FR)

㉕ Mandataire: Ahner, Francis et al
CABINET REGIMBEAU 26, avenue Kléber
F-75116 Paris (FR)

The microorganism has been deposited with the Collection Nationale de Cultures de Microorganismes (C.N.C.M.) under number I 458.

㉖ Expression d'un antigène spécifique de tumeur par un virus vecteur recombinant et utilisation de celui-ci pour le traitement préventif ou curatif de la tumeur correspondante.

㉗ La présent invention concerne un virus recombinant caractérisé en ce qu'il comporte tout ou partie de la séquence d'un antigène spécifique d'une tumeur et qu'il est utilisé à titre préventif ou curatif, pour provoquer le rejet de la tumeur correspondante, chez l'homme ou chez l'animal.

EP 0 259 212 A1

Description

**"EXPRESSION D'UN ANTIGENE SPECIFIQUE DE TUMEUR PAR UN VIRUS VECTEUR RECOMBINANT ET
UTILISATION DE CELUI-CI POUR LE TRAITEMENT PREVENTIF OU CURATIF DE LA TUMEUR
CORRESPONDANTE"**

5 Les cellules tumorales, qu'elles soient spontanées ou induites par des virus, peuvent présenter de nouveaux antigènes à leur surface (1). Des antigènes spécifiques de tumeurs (antigènes T) ont déjà été utilisés pour le diagnostic (2) et la visualisation (3) de carcinomes humains.

Plus récemment on a envisagé leur utilisation comme cibles pour une thérapie anti-tumorale spécifique. L'administration d'anticorps anti-T, soit libres soit fixés à des toxines ou à des isotopes radioactifs a déjà donné des résultats encourageants dans le traitement de certains cas cliniques (4).

10 Par ailleurs, on peut aussi tenter de stimuler les réponses immunitaires propres de l'hôte contre les antigènes T, ceci suivant différentes approches comme l'inoculation de cellules exprimant l'antigène T tuées (5-7), l'induction d'anticorps anti-idiotypiques dirigés contre la région variable des immunoglobulines anti-T (8-9), ou l'injection de l'antigène T lui-même (10). Ces expériences sont limitées par la quantité d'antigène disponible et par le fait que la stimulation d'une réponse immunitaire de type cellulaire, particulièrement importante dans l'immunité antitumorale, nécessite la présentation simultanée de l'antigène et des déterminants d'histocompatibilité de l'hôte (11).

15 La présente invention concerne l'expression d'un antigène T ou d'une partie importante de celui-ci par un virus recombinant vivant, dans le but d'induire, *in vivo*, une immunité antitumorale. L'antigène T utilisé à titre de modèle expérimental et qui sera développé dans les exemples est celui qui apparaît à la surface des cellules de rats transformées par le virus du polyome (PY) (12-14).

20 Le virus du polyome induit plusieurs types de tumeurs chez les rongeurs. L'induction des tumeurs implique l'intégration de l'ADN viral dans le génome de l'hôte et l'expression de gènes précoces du virus (15-17). L'inoculation de rongeurs avec des cellules transformées par PY, tuées, permet d'induire une immunité contre une inoculation d'épreuve avec des cellules tumorales induites par PY (12-13). Toutefois la démonstration de la présence d'antigènes de transplantation spécifiques de la tumeur et de leur relation avec les antigènes T dont la synthèse est dirigée par la région précoce du génome du virus PY n'a pas encore été clairement établie. Cette étude est compliquée par le fait que la région précoce du génome du PY code simultanément pour 3 protéines distinctes (17) appelées "large-T : LT", "middle-T : MT" et "small-T : ST", en rapport avec leurs poids moléculaires respectifs ; ces 3 antigènes ont la même séquence N-terminale et sont reconnus par les mêmes anticorps polyclonaux.

25 Comme cela sera décrit dans les exemples, les 3 antigènes T ont été clonés et exprimés séparément, pour préciser leurs rôles et leurs potentiels respectifs.

30 L'utilisation du virus de la vaccine comme vecteur de clonage et d'expression d'antigènes étrangers a déjà été décrite (18-19). Des virus recombinants exprimant des antigènes de virus hétérologues ou de parasites ont été utilisés pour immuniser des animaux contre le pathogène correspondant (voir revue dans la référence 20). Les antigènes exprimés par le virus de la vaccine recombinant sont correctement présentés à la surface des cellules infectées et permettent l'induction d'une réponse immunitaire de type cellulaire (21-24), ce qui est particulièrement favorable puisqu'il est connu que l'élimination des cellules tumorales implique l'immunité cellulaire (25,26).

35 La présente invention concerne l'utilisation d'un virus comme vecteur d'expression d'une séquence d'ADN codant pour la région essentielle d'une protéine spécifique d'une tumeur, appelée antigène T. Par protéine spécifique d'une tumeur on entend un antigène spécifique d'une tumeur spontanée et absent des tissus adultes normaux ou un antigène codé par un virus oncogène, agent causatif de la tumeur.

40 Par région essentielle de ladite protéine on entend désigner la partie de la séquence protéique capable d'induire une immunité antitumorale ou d'induire un mécanisme capable de faire régresser ladite tumeur.

45 Il faut noter que, bien que la vaccine soit préférée comme virus vecteur, d'autres virus pourraient également être utilisés, en particulier les virus du groupe de l'Herpes et les Adenovirus.

50 Le virus comportera l'ensemble des éléments nécessaires à l'expression de la protéine T dans les cellules supérieures, en particulier il comportera un promoteur du virus vecteur. Dans le cas de la vaccine, on utilisera par exemple celui de la protéine de 7,5 Kd. L'ensemble promoteur-séquence codante T sera inséré dans un gène non essentiel du virus : par exemple, dans le cas de la vaccine, le gène de la thymidine kinase (TK), ce qui permettra une sélection aisée des virus recombinants TK-.

55 La présente invention concerne également des cellules supérieures infectées par les virus décrits plus haut ainsi qu'un procédé de préparation, à partir de ces cellules, d'un antigène T caractérisé en ce qu'il comporte la région essentielle d'une protéine spécifique de tumeur.

60 Les conditions de culture des cellules et des virus sont connues de l'homme de métier et varient suivant les cellules et les virus utilisés, de même que les techniques de séparation de la protéine, celle-ci pouvant être utilisée à des degrés de purification plus ou moins poussés.

65 La présente invention concerne enfin des compositions pharmaceutiques préventives ou curatives des tumeurs présentant l'antigène T, contenant à titre d'agent actif soit le virus selon l'invention, soit la protéine spécifique définie précédemment.

Dans un premier mode de mise en oeuvre de la présente invention, le virus vivant, exprimant l'antigène T, est

inoculé à l'homme ou à l'animal.

Dans un second mode de mise en oeuvre de la présente invention, une préparation pharmaceutique comprenant des extraits de cellules infectées par le virus recombinant ou l'antigène T complètement purifié à partir de ces extraits ou encore le virus recombinant lui-même, tué, présentant à sa surface les molécules d'antigène T, est injectée à l'homme ou à l'animal.

5

Les compositions pharmaceutiques selon la présente invention seront utilisées de préférence sous forme injectable, à l'homme ou à l'animal.

10

Ces compositions pharmaceutiques peuvent être préparées selon des procédés connus dans le domaine des vaccins et du conditionnement des protéines.

Les doses applicables pourront varier dans une large gamme et seront fonction, notamment, de la tumeur à prévenir ou à traiter, de l'état du patient et d'autre paramètres qui seront évalués par le praticien.

10

La présente invention concerne également les anticorps dressés contre l'antigène T ou la région importante de celui-ci et l'utilisation, à titre d'agent diagnostic de ces anti corps ou de l'antigène T lui-même, ces molécules pouvant être marquées ou non, selon des procédés connus de l'homme de métier.

15

Les exemples suivants illustrent le concept sur lequel repose l'invention, dans un modèle animal constitué de cellules tumorales de rat et d'un antigène T codé par le virus du polyome, PY, responsable de la tumorigénération mais il est évident que des résultats semblables pourraient être obtenus avec tout autre antigène spécifique de tumeur et absent des tissus adultes normaux, et que l'utilisation de ces différents antigènes T fait également partie de l'invention.

15

Parmi les autres antigènes T qui peuvent servir de cible au procédé selon la présente invention, on peut citer les antigènes spécifiques du carcinome colorectal, du mélanome, du cancer du rein, du neuroblastome, du carcinome de la vessie, du carcinome mammaire, des lymphomes et des adénomes des glandes endocrines.

20

Les antigènes tumoraux servant de cible à la présente invention peuvent être des composants de l'hôte dont l'expression est altérée dans le tissu tumoral ou, plus généralement, des antigènes codés par des virus responsables de la transformation des cellules en cellules cancéreuses, en particulier des rétrovirus ou des Papovavirus comme les papillomes et les polyomes.

25

Exemple 1 Construction de 3 virus recombinants de la vaccine exprimant chacun l'un des antigènes T du virus PY.

30

La figure 1 (modifiée d'après la référence 17) montre la structure de la région précoce de l'ADN du PY et met en évidence les 3 gènes LT, MT et ST qui se chevauchent et, en particulier, la partie correspondant à la région N-terminale qui leur est commune. Le site d'initiation de transcription, dans le PY, est indiqué par TATA et les signaux d'initiation et de terminaison de traduction sont notés respectivement ATG et TGA. La position des introns est indiquée ainsi que celle des sites de polyadénylation.

35

Les séquences codantes des 3 antigènes T du virus PY ont déjà été clonées après avoir été débarrassées de leurs introns par excision *in vitro* (27-28), pour donner les plasmides pPY-LT1, pPY-MT1, pPY-ST1 (28). Ces séquences codantes ont été récupérées par digestion BgII à une extrémité et HindII pour LT, EcoRI pour MT et PvuII pour ST, à l'autre extrémité. L'extrémité BgII a été rendue compatible avec un site BamHI par un adaptateur synthétique simple brin (42) :

40

5'-d.GATCTGG-3'

Les 3 segments d'ADN ainsi traités ont été introduits dans le vecteur pTG186-EcoRI et BamHI-SmaI (figure 2). Le vecteur pTG186 poly résulte de l'insertion du polylinker de M13TG131 (41) qui apporte plusieurs sites de restriction dans le vecteur pTG1H-TK-7,5 K (29), en aval du promoteur du gène 7,5 K du virus de la vaccine, lui-même inséré dans le gène TK de la vaccine. Les 3 séquences codantes des antigènes T et leurs signaux d'initiation et de terminaison de traduction respectifs ont donc été insérés dans un gène non essentiel du virus de la vaccine, après avoir été placés en aval d'un promoteur du virus de la vaccine. A la suite d'une double recombinaison, dans les cellules infectées par le virus sauvage et transféctées par le plasmide recombinant, comme cela a déjà été décrit précédemment (29), la séquence codante de l'antigène T se retrouve intégrée dans le génome du virus de la vaccine. Les virus recombinants, portant le gène étranger, sont sélectionnés pour leur caractère TK-, par multiplication sur cellules 143B, TK-, en présence de 5-bromo-déoxyuridine.

45

Les virus recombinants ayant intégré les séquences codantes des antigènes T ont été identifiés par "Southern blot" et 3 virus représentatifs ont été retenus : VV.PY.LT-H, VV.PY.MT-I, VV.PY.ST-J.

50

Exemple 2 Etude *in vitro* des propriétés des antigènes T synthétisés par les virus recombinantes VV-PY.

55

Les 3 antigènes T exprimés par les virus de la vaccine recombinants sont reconnus par des anticorps dressés contre l'antigène T du PY natif.

La localisation intracellulaire des antigènes a été étudiée à l'aide d'anticorps fluorescents : des cellules de hamster (BHK21) semi-confluentes ont été infectées séparément avec les 3 types de virus recombinants VV.PY.T (0,1 uif/cellule ; incubation pendant une nuit) ; les antigènes T ont été révélés, dans les cellules fixées à l'acétone (à 80 %), par application séquentielle d'antiserum de rat hyperimmun, anti-T (RAF n°4, CNRS-Nice (43); 1/50 en PBS + 1 % serumalbumine bovine), puis d'anticorps anti-rat, fluorescents (immunoglobulines de chèvre, fournies par Miles, 1/100 en PBS + 1 % serumalbumine bovine). Les 2 anticorps sont adsorbés chacun pendant 20 minutes à 37°C puis les cellules sont lavées pour éliminer les anticorps non fixés. La figure 3 montre l'immunofluorescence des cellules infectées avec VV.PY.LT (A), VV.PY.MT (B), VV.PY.ST (C) et non infectées (D).

60

65

On voit, dans la figure 3 a, que la protéine LT se trouve localisée, comme on l'attend (30, 16), exclusivement dans le noyau ; la protéine ST est localisée principalement dans le cytoplasme (figure 3 c) ; la protéine MT est localisée principalement dans le cytoplasme (figure 3 b) et non à la surface, comme cela a été rapporté (15, 31). Sa détection faible mais reproductible dans la région périnucléaire suggère une association avec l'appareil de Golgi et d'autres membranes intracellulaires, comme cela a été indiqué par d'autres études récentes (32-33).

5 Exemple 3Etude de la réponse immunitaire induite chez les animaux inoculés par voie sous-cutanée avec les virus recombinants.

10 Afin d'évaluer le potentiel vaccinant des 3 recombinants VV-PY, leur capacité d'induire une réponse immunitaire antitumorale a été évaluée *in vivo*.

15 On sait que des rats inoculés par voie sous cutanée avec des cellules syngéniques transformées par le PY développent rapidement des tumeurs, localisées au site de la transplantation. Ce modèle expérimental doit donc permettre la mise en évidence de l'induction d'une réponse immunitaire capable de bloquer le développement de la tumeur.

20 Des groupes de rats femelles (Fischer) âgés de 4 semaines ont été inoculés par voie sous-cutanée avec les différents virus recombinants (à une dose de 10^7 ufp dans 100 μ l), réinoculés avec la même dose après 12 jours puis soumis à une inoculation d'épreuve, le 16ème jour, avec des cellules de rat 3T3 transformées par le PY complet (PYT-21), à une dose de 2.10^4 cellules dans 100 μ l. Un groupe de rats a été inoculé avec les 3 virus recombinants simultanément, pour mettre en évidence un éventuel effet cumulatif des 3 antigènes T, comme cela a déjà été suggéré (28).

25 Les résultats sont présentés dans le tableau I :

25 - Tous les animaux contrôles, non vaccinés, développent des tumeurs détectables dans les 14 jours suivant l'inoculation des cellules transformées ; de plus, on n'observe aucune régression spontanée pendant la durée de l'expérience (42 jours).

30 - Les animaux vaccinés avec VV.PY.LT et VV.PY.MT développent de petites tumeurs (d'un diamètre ≥ 5 mm) qui régressent rapidement pour être totalement éliminées chez 50 à 60 % des animaux.

30 - Les animaux vaccinés avec VV.PY.ST développent des tumeurs qui ne régressent pas au cours du temps. L'effet observé avec VV.PY.LT et MT est donc bien spécifique et ne peut pas être attribué à une stimulation non spécifique du système immunitaire par le virus de la vaccine, qui est un très bon immunogène et aurait pu avoir un mode d'action semblable à celui du BCG (34).

35 - L'inoculation simultanée des 3 recombinants n'apporte pas d'amélioration significative.

35

40

45

50

55

60

65

Tableau I Rejet des tumeurs par les rats inoculés par voie sous-cutanée avec les recombinants VV.PY.T

Virus vaccinal	Nombre d'animaux rejetant la tumeur/ Nombre total inoculé	Temps après le challenge : 18 jours 21 jours 27 jours 35 jours				10 15 20 25
		18 jours	21 jours	27 jours	35 jours	
-	0/4 0/4 0/4 0/4					
VV.PY.ST	0/7 0/7 0/7 0/7					15
VV.PY.MT	0/10 1/10 3/10 6/10					
VV.PY.LT	0/10 0/10 2/10 5/10					20
VV.PY.LT +VV.PY.MT +VV.PY.ST	2/4 2/4 1/4 1/4*					

Note : * 1 animal n'a pas développé de tumeur détectable jusqu'au 35ème jour après le challenge.

Les animaux ont été sacrifiés après 42 jours et leurs sérums ont été analysés (Tableau II). Tous les animaux vaccinés présentent des titres d'anticorps élevés contre le virus de la vaccine et contre les cellules transformées par PY, qu'ils aient été ou non capables de rejeter les tumeurs.

Il semble donc que le rejet des tumeurs ne puisse pas être attribué aux anticorps circulants mais nécessite la participation d'un autre mécanisme immunitaire.

40

45

50

55

60

65

Tableau II Titres d'anticorps des animaux vaccinés et challengés, sacrifiés après 42 jours.

5	Virus vaccinal	Diamètre de la tumeur (en mm)	Titre en anticorps* contre la vaccine	la vaccine	les cellules trans- formées par PY (moyenne)	les cellules trans- formées par PY (moyenne)
10						
15	-	15 20 15 5	1.8 6.9 15.9 6.7	(7.9)	13.7 10.2 7.3 18.0	(12.3)
20	VV.PY.ST	15 10 15 20	253 220 218 203	(224)	56.5 26.1 31.6 33.8	(37.0)
25	VV.PY.MT	- - - 10	227 258 266 222	(243)	35.9 32.6 28.4 25.9	(30.7)
30	VV.PY.LT	- 14 - -	226 226 227 295	(243)	11.8 21.2 30.9 87.8	(37.9)
35	VV.PY.LT +VV.PY.MT +VV.PY.ST	- 15 3 8	180 300 252 255	(247)	16.0 23.4 33.9 17.9	(22.8)
40						

* Les anticorps sont titrés en microplaques avec le virus de la vaccine purifié (10^6 ufp dans $100 \mu\text{l}$) ou une suspension de cellules PYT-21 (10^5 cellules dans $100 \mu\text{l}$) ; l'anticorps fixé est détecté par addition séquentielle d'IgG de mouton, anti-rat, marquées à la biotine (Amersham) puis de streptavidine-peroxydase (Amersham) puis de réactif ELAVIAR9 (Pasteur-Diagnostic). L'absorption à 492 nm est mesurée avec un lecteur de plaques Tittertek-Uniskan. Le titre en anticorps est donné par le produit de la multiplication de la densité optique mesurée par la dilution de l'antiserum employée. Chaque résultat est la moyenne de 3 dilutions (1/50, 1/250 et 1/1.250).

45 50 Exemple 4 Rejet des tumeurs chez les animaux vaccinés par voie intradermique avec les virus recombinants.
 Une autre voie d'inoculation du virus vaccinal a été essayée.
 Des groupes de rats femelles (Fischer) âgés de 4 semaines ont été vaccinés par voie intradermique, par scarification de la base de la queue au scalpel, avec du virus purifié ($10 \mu\text{l}$ d'un stock à 2.10^9 ufp/ml).
 55 Une deuxième dose est inoculée après 15 jours. Les animaux sont soumis à l'inoculation d'épreuve, par injection sous-cutanée de 2.10^4 cellules PYT-21 dans $100 \mu\text{l}$, 4 jours plus tard.
 Les résultats sont présentés dans le tableau III.

Tableau III Rejet des tumeurs par les rats inoculés par voie intradermique avec les recombinants VV.PY.T.

5

Virus vaccinal	Temps après le challenge :	Nombre d'animaux rejetant la tumeur/ Nombre total inoculé		
		22 jours	29 jours	39 jours
-		0/4	0/4	0/4
VV.PY.ST		0/4	0/4	0/4
VV.PY.MT		2/8	7/8	8/8
VV.PY.LT		0/8	0/8	5/8

25

Exemple 5 Traitement des animaux porteurs de tumeur avec les virus recombinants VV.PY.T.

L'administration des virus recombinants a été tentée comme traitement curatif des tumeurs.

10 rats inoculés avec des cellules transformées par PY et ayant développé une tumeur ont été inoculés avec le recombinant VV.PY.LT après 12 et 16 jours ; la tumeur mesurait 2 à 3 mm au moment de la première inoculation.

30

Chez tous les animaux la tumeur a continué à croître jusqu'à atteindre un diamètre de 15 mm. Chez 2 animaux la tumeur a ensuite régressé de manière significative (observation au jour 35) puis a été totalement éliminée.

Un résultat semblable n'a été observé ni avec VV.PY.MT ni avec VV.PY.ST ce qui indique des différences d'immunogénicité entre les 3 espèces d'antigène T.

35

Dépôt de souche représentative de l'invention.

Le plasmide vecteur dans lequel toute séquence codante d'un antigène T peut être intégrée pour être ensuite recombinée dans le virus de la vaccine a été déposé à la Collection Nationale de Cultures des Microorganismes sous le n° 458, le 20 juin 1985.

40

Ce plasmide de *E. coli* dérivé du pML2 comprend une origine de réplication dans *E. coli*, le gène de la β -lactamase, le gène TK de la vaccine, interrompu par le promoteur 7,5 K de la vaccine et une séquence codante étrangère (séquence de l'IL2 humaine), qui peut être échangée avec la séquence codante d'un antigène T.

45

REFERENCES

1. Hellstrom, K.E., Hellstrom, I. & Brown, J.P. Springer Semin. Immunopathol. 5, 127-146 (1982).
2. Herlyn, M., Blaszczyk, M. & Koprowski, H. Contr. Oncol. 19, 160-170 (1984).
3. Begent, R.H.J. Biochim. Biophys. Acta 780, 151-166 (1985).
4. Miller, R.A., Maloney, D., Warnke, R., McDougall, R., Wood, G., Kawakami, T., Dilley, J., Goris, M.I. & Levi, R. In: Hybridomas in Cancer Diagnosis and Treatment, Mitchell, M.S. & Oettgen, H.F. (eds.), Raven Press, New York (1982).
5. Gross, L. Cancer Res. 3, 326-333 (1943).
6. Foley, E.J. Cancer Res. 13, 835-837 (1953).
7. Prehn, R.T. & Main, J.M.J. Natl. Cancer Inst. 18, 769-778 (1957).
8. Lee, V.K., Harriott, T.G., Kuchroo, V.K., Halliday, W.J., Hellstrom, I. & Hellstrom, K.E. Proc. Natl. Acad. Sci. USA 82, 6286-6290 (1985).
9. Herlyn, D., Ross, A.H. & Koprowski, H. Science 232, 100-102 (1986).
10. Teventhia, S.S., Flyer, D.C. & Tijan, R. Virology 107, 13-23 (1980).
11. Zinkernagel, R.M. & Doherty, P.C. Adv. Immunol. 27, 51-177 (1979).
12. Sjogren, H.O., Hellstrom, I. & Klein, I. Cancer Res. 21, 329-337 (1961).
13. Habel, K. Proc. Soc. Exp. Biol. Med. 106, 722-725 (1961).
14. Ito, Y., Brocklehurst, J.R. & Dulbecco, R. Proc. Natl. Acad. Sci. USA 74, 4666-4670 (1977).
15. Basilico, C. Pharmac. Ther. 26, 235-272 (1984).
16. Griffin, B.E. & Dilworth, S.M. Adv. Cancer Res. 39, 183-268 (1983).

50

55

60

65

17. Tooze, J. *DNA Tumor Viruses*, Cold Spring Harbor Press, New York (1981).

18. Panicali, D. & Paoletti, E. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 79, 4927-4931 (1982).

19. Mackett, M., Smith, G.L. & Moss, B. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 79, 7415-7419 (1982).

20. Smith, G.L., Mackett, M. & Moss, B. *Biotechnol. Genet. Eng. Rev.* 2, 383-407 (1984).

5 21. Wiktor, T.J., MacFarlan, R.I., Reagan, K.J., Dietzschold, B., Curtis, P.J., Wunner, W.H., Kieny, M.P., Lathe, R., Lecocq, J.P., Mackett, M., Moss, B. & Koprowski, H. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 81, 7194-7198 (1984).

22. Wiktor, T.J., Kieny, M.P. & Lathe, R. *Appl. Virol.* 2, in press (1986).

10 23. Bennink, J.R., Yewdell, J.W., Smith, G.L., Moller, C. & Moss, B. *Nature* 311, 578-579 (1984).

24. McMichael, A.J., Michie, C.A., Gotch, F.M., Smith, G.L. & Moss, B. *J. Gen. Virol.* 67, 719-726 (1986).

25. Hellstrom, K.E. & Hellstrom, I. *Adv. Cancer Res.* 12, 167-223 (1969).

26. Heberman, R.B. *Adv. Cancer Res.* 19, 207-263 (1974).

27. Treisman, R., Novak, U., Favaloro, J. & Kamen, R. *Nature* 292, 595-600 (1981).

15 28. Rassoulzadegan, M., Cowie, A., Carr, A., Giaichenhaus, N., Kamen, R. & Cuzin, F. *Nature* 300, 713-718 (1982).

29. Kieny, M.P., Lathe, R., Drillien, R., Spehner, D., Skory, S., Schmitt, D., Wiktor, T.J., Koprowski, H., Lecocq, J.P. *Nature* 213, 163-166 (1984).

30. Takemoto, K.K., Malmgren, R.A. & Habel, K. *Virology* 28, 485-488 (1966).

31. Schaffhausen, B.S., Dorai, H., Arakere, G. & Benjamin, T.L. *Molec. Cell. Biol.* 2, 1187-1198 (1982).

20 32. Zhu, Z., Veldman, G.M., Cowie, A., Carr, A., Schaffhausen, B. & Kamen, R. *J. Virol.* 51, 170-180 (1984).

33. Dilworth, S.M., Hansson, H.A., Darnfors, C., Bjursell, G., Streuli, C.H. & Griffin, B.E. *EMBO J.* 5, 491-499 (1986).

34. Old, L.J., Clarke, D.A. & Benacerraf, B. *Nature* 184, 291-292 (1959).

35. Dalianis, T., Ramqvist, T. & Klein, G. *Int. J. Cancer* 34, 403-406 (1984).

36. Sharma, S., Rodgers, L., Brandsma, J., Gething, M.J. & Sambrook, J. *EMBO J.* 4, 1479-1589 (1985).

37. Koprowski, H., Herlyn, M., Steplewski, Z. & Sears, H.F. *Science* 212, 53-56 (1981).

38. Real, F.X., Mattes, M.J., Houghton, A.N., Oettgen, H.F., Lloyd, K.O. & Old, L.J. *J. Exp. Med.* 160, 1219-1233 (1984).

39. Ueda, R., Shiku, H., Pfreudschuh, M., Takahashi, L., Li, C., Whitmore, W.F., Oettgen, H.F. & Old, L.J. *J. Exp. Med.* 150, 564-572 (1979).

40. Drebin, J.A., Stern, D.F., Link, V.C., Weinberg, R.A. & Greene, M.I. *Nature* 312, 545-548 (1984).

41. Kieny, M.P., Lathe, R. & Lecocq, J.P. *Gene* 26, 91-99 (1983).

42. Lathe, R., Balland, A., Kohli, V. & Lecocq, J.P. *Gene* 20, 187-195 (1982).

43. Clervant, P., Gaudray, P., May, E. & Cuzin, F. *J. Biol. Chem.* 259, 15196-15203 (1984).

35

Revendications

40 1. Virus vecteur choisi parmi les Poxvirus, les Adénovirus et les virus du groupe Herpes, caractérisé en ce qu'il comporte une séquence d'ADN hétérologue qui code au moins pour la région essentielle d'une protéine spécifique d'une tumeur, appelée antigène T, ainsi que les éléments nécessaires à l'expression de ladite protéine dans les cellules supérieures.

2. Virus selon la revendication 1, caractérisé en ce qu'il s'agit d'un virus de la vaccine.

45 3. Virus selon les revendications 1 et 2, caractérisé en ce que la séquence d'ADN codant pour un antigène T est une séquence d'ADN codant pour une protéine spécifique d'une tumeur spontanée et absente des tissus adultes normaux ou pour une protéine codée par un virus oncogène.

4. Virus selon l'une des revendications 1 à 3, caractérisé en ce que la séquence d'ADN codant pour l'antigène T est sous la dépendance d'un promoteur d'un gène du virus utilisé.

50 5. Virus selon la revendication 4, caractérisé en ce que le promoteur est le promoteur du gène de la protéine 7,5 K du virus de la vaccine.

6. Virus selon l'une des revendications 1 à 5, caractérisé en ce que la séquence d'ADN codant pour l'antigène T est clonée à l'intérieur d'un gène non essentiel, du virus utilisé.

7. Virus selon la revendication 6, caractérisé en ce que le gène non essentiel est le gène TK.

55 8. Virus selon l'une des revendications 1 à 7 caractérisé en ce que la séquence codant pour la protéine spécifique d'une tumeur comporte ses propres signaux d'initiation et de terminaison de traduction.

9. Virus selon la revendication 8 caractérisé en ce que la séquence codant pour la protéine spécifique de tumeur est dépourvue d'introns.

10. Virus selon l'une des revendications 8 et 9 caractérisé en ce que la séquence codant pour la protéine spécifique de tumeur correspond à une séquence d'un virus oncogène à ADN ou d'une copie ADN d'un virus oncogène à ARN.

60 11. Virus selon la revendication 10 caractérisé en ce que la séquence du virus oncogène provient d'un virus choisi parmi les Papovavirus et les Retrovirus.

12. Cellule de mammifère infectée par un virus selon l'une des revendications 1 à 11.

65 13. Procédé de préparation d'une protéine spécifique de tumeur caractérisé en ce que l'on cultive des

0 259 212

cellules selon la revendication 12 et que l'on récupère ladite protéine à partir des extraits cellulaires.

14. Protéine spécifique de tumeur obtenue par la mise en oeuvre du procédé selon la revendication 13.

15. Composition pharmaceutique caractérisée en ce qu'elle contient à titre de principe actif, curatif ou préventif, au moins une protéine spécifique de tumeur selon la revendication 14.

16. Composition pharmaceutique caractérisée en ce qu'elle comporte à titre de principe actif, curatif ou préventif, un virus selon l'une des revendications 1 à 11 et un support pharmaceutiquement acceptable.

17. Composition pharmaceutique selon la revendication 16 caractérisée en ce que le virus est vivant ou tué.

18. Composition pharmaceutique selon l'une des revendications 15 à 18 caractérisée en ce qu'elle comporte un support pharmaceutiquement acceptable permettant son administration par injection, à l'homme ou à l'animal.

19. Anticorps dressés contre une protéine spécifique de tumeur selon la revendication 14 ou contre un virus selon l'une des revendications 1 à 11, exprimant ladite protéine.

20. A titre d'agent diagnostic, un antigène protéique selon la revendication 14 ou un anticorps selon la revendication 19, marqués ou non.

5

10

15

20

25

30

35

40

45

50

55

60

65

0259212

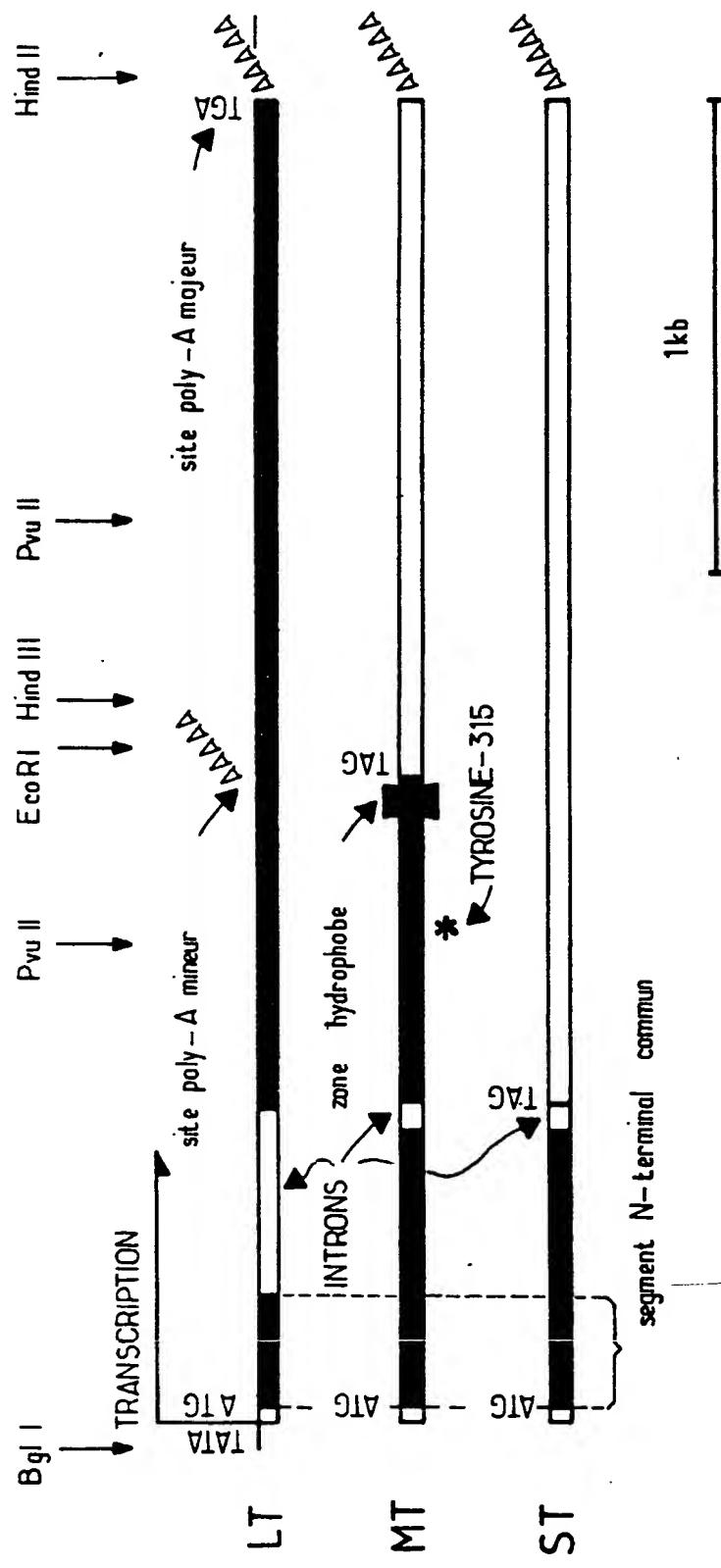


FIG-1

0259212

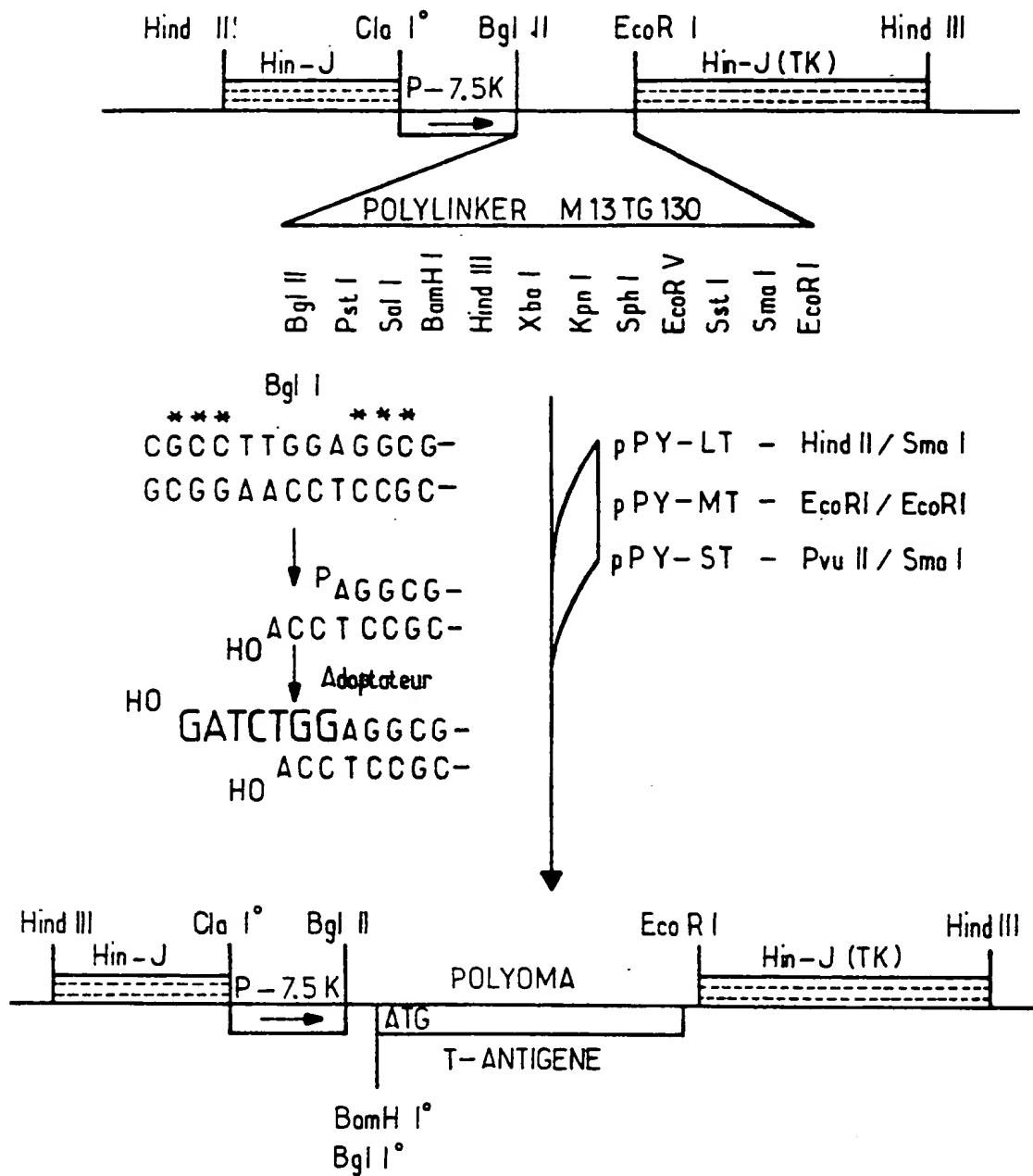


FIG-2

0259212

Best Available Copy

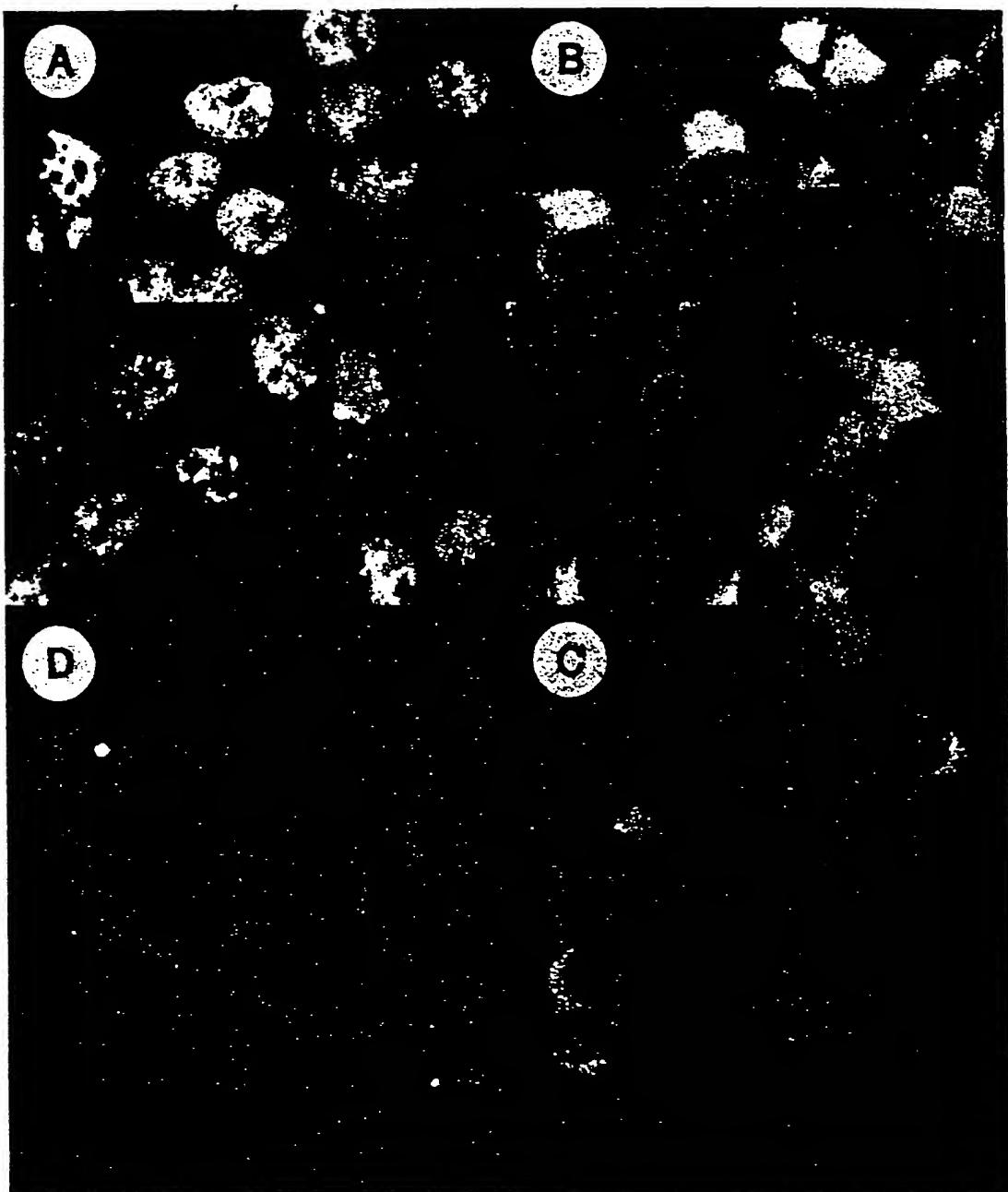


FIG. 3



EP 87 40 1866

DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS			CLASSEMENT DE LA DEMANDE (Int. Cl.4)
Catégorie	Citation du document avec indication, en cas de besoin, des parties pertinentes	Revendication concernée	
X	PROCEEDINGS OF THE NATIONAL ACADEMY OF SCIENCES OF THE USA, vol. 82, no. 5, mars 1985, pages 1359-1363, Washington, US; S.L. MANSOUR et al.: "An adenovirus vector system used to express polyoma virus tumor antigens" * En entier * ---	1,3,4,6 ,8-12	C 12 N 15/00 C 12 N 7/00 C 12 N 5/00 A 61 K 37/02 A 61 K 35/76 A 61 K 39/12 C 07 K 15/00 G 01 N 33/574
X	PROCEEDINGS OF THE NATIONAL ACADEMY OF SCIENCES USA, vol. 79, février 1982, pages 1059-1063; S.M. DILWORTH et al.: "Monoclonal antibodies against polyoma virus tumor antigens" * En entier * ---	14,19, 20	
Y	EP-A-0 110 385 (THE UNITED STATES OF AMERICA) * En entier, spécialement la revendication 13 * ---	1-13,15 ,18	
Y	MOLECULAR AND CELLULAR BIOLOGY, vol. 6, no. 5, mai 1986, pages 1545-1551, American Society for Microbiology, New York, US; S. KORNBLUTH et al.: "Transformation of chicken embryo fibroblasts and tumor induction by the middle T antigen of polyomarvirus carried in an avian retroviral vector" * Figure 1 * ---	1-12,15 -19	DOMAINES TECHNIQUES RECHERCHES (Int. Cl.4)
Y	EP-A-0 176 170 (INSTITUT MERIEUX) * Abrégé * ---	1,3,4,6 ,8-12 /-	C 12 N C 12 P
Le présent rapport a été établi pour toutes les revendications			
Lieu de la recherche	Date d'achèvement de la recherche	Examinateur	
LA HAYE	19-11-1987	CUPIDO M.	
CATEGORIE DES DOCUMENTS CITES		T : théorie ou principe à la base de l'invention E : document de brevet antérieur, mais publié à la date de dépôt ou après cette date D : cité dans la demande L : cité pour d'autres raisons P : document intercalaire	
X : particulièrement pertinent à lui seul Y : particulièrement pertinent en combinaison avec un autre document de la même catégorie A : arrrière-plan technologique O : divulgation non-écrite P : document intercalaire		& : membre de la même famille, document correspondant	



Office européen
des brevets

RAPPORT DE RECHERCHE EUROPEENNE

Numéro de la demande

EP 87 40 1866

DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS			
Catégorie	Citation du document avec indication, en cas de besoin, des parties pertinentes	Revendication concernée	CLASSEMENT DE LA DEMANDE (Int. Cl.4)
A	<p>PROCEEDINGS OF THE NATIONAL ACADEMY OF SCIENCES USA, vol. 83, juin 1986, pages 4307-4311; VAN CHERINGTON et al.: "Recombinant retroviruses that transduce individual polyoma tumor antigens: effects on growth and differentiation"</p> <p>* En entier *</p> <p>-----</p>	1-20	
			DOMAINES TECHNIQUES RECHERCHES (Int. Cl.4)
<p>Le présent rapport a été établi pour toutes les revendications</p>			
Lieu de la recherche	Date d'achèvement de la recherche	Examinateur	
LA HAYE	19-11-1987	CUPIDO M.	
CATEGORIE DES DOCUMENTS CITES		<p>T : théorie ou principe à la base de l'invention E : document de brevet antérieur, mais publié à la date de dépôt ou après cette date D : cité dans la demande L : cité pour d'autres raisons</p> <p>-----</p> <p>& : membre de la même famille, document correspondant</p>	
<p>X : particulièrement pertinent à lui seul Y : particulièrement pertinent en combinaison avec un autre document de la même catégorie A : arrrière-plan technologique O : divulgation non-écrite P : document intercalaire</p>			